Mode d'emploi

Guide de référence rapide pour le Magister			REF K7310 CE IVD REF K7311 CE IVD
Mode d'emploi numéro :	**070**	Version :	**010413**

Réservé à l'usage professionnel

L'instrument doit être utilisé exclusivement en conformité avec l'usage auquel il est destiné, en parfait état de marche, par des personnes qualifiées, et en respectant rigoureusement les normes de sécurité et de prévention des accidents actuellement en vigueur. Pour un mode d'emploi détaillé, veuillez consulter le Manuel de l'utilisateur du Magister, le Manuel d'entretien du Magister et le mode d'emploi des produits mentionnés ci-dessous.

Informations générales

Le Magister est un système entièrement automatisé conçu pour la manipulation des cartes à micro-colonnes Cellbind. L'utilisation de PeliControl (REF K1379) est nécessaire au moins une fois par jour durant l'utilisation du système. En cas d'échec aux tests de contrôle de qualité, il faut identifier la cause de l'échec. Les tests de laboratoire ne seront pas jugés fiables tant que le problème n'aura pas été résolu.

Les réactifs suivants peuvent être utilisés en combinaison avec le Magister :

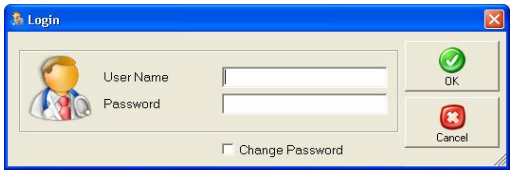
Cellbind Screen	REF K7000	CE
Cellbind Direct	REF K7011	CE
Cellbind Direct Type	REF K7012	CE
Cellbind LISS	REF K7110	CE
Cellbind P2	REF K7200	CE 0344
Cellbind P3	REF K7210	CE 0344
Cellbind P3-P (papain)	REF K7211	CE 0344
Cellbind ID16	REF K7230	CE 0344
Cellbind ID16-P (papain)	REF K7231	CE 0344
Cellbind A_1 reagent red cells	REF K7240	CE 0344
Cellbind A_2 reagent red cells	REF K7241	CE
Cellbind B reagent red cells	REF K7242	CE 0344
Cellbind O positive reagent red cells	REF K7243	CE
Pelikloon anti-A (IgM) monoclonal	REF K1188	CE 0344
Pelikloon anti-B (IgM) monoclonal	REF K1189	CE 0344
Pelikloon anti-A,B (IgM) monoclonal	REF K1190	CE 0344
Pelikloon anti-D (IgM) monoclonal	REF K1255	CE 0344
Pelikloon anti-D enhanced (IgM) monoclonal	REF K1151	CE 0344
Pelikloon anti-D mix (IgM) monoclonal	REF K1157	CE 0344
Pelikloon monoclonal control	REF K1156	CE 0344
Pelikloon anti-CDE (IgM/IgG) monoclonal	REF K1113	CE
Pelikloon anti-C (IgM) monoclonal	REF K1195/1202	CE 0344
Pelikloon anti-c (IgM) monoclonal	REF K1196/1203	CE 0344
Pelikloon anti-E (IgM) monoclonal	REF K1191/1204	CE 0344
Pelikloon anti-e (IgM) monoclonal	REF K1197/1205	CE 0344
Pelikloon anti-K (IgM) monoclonal	REF K1199	CE 0344
PeliControl	REF K1379	CE
PeliControl CcEeK	REF K1399	CE

Procédure d'utilisation

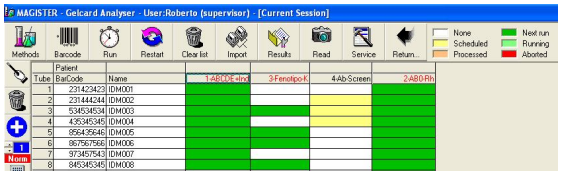
1. Accès au programme

1.1 Pour accéder au programme eRobot, sélectionnez l'icône **MAGISTER** qui est affichée ci-dessous.

1.2 Le dialogue « *Log in* » apparaît ; il demande à l'opérateur de saisir un *Nom d'utilisateur* et un *Mot de passe* pour pouvoir accéder au logiciel.



1.3 La fenêtre du menu principal apparaît sur l'écran.



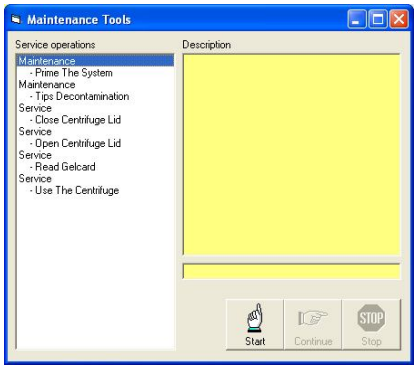
2. Procédure de maintenance

2.1 Amorçage du système

Cette procédure de maintenance doit être activée au début et à la fin de chaque journée de travail. Le liquide du système, utilisé par le Magister pour le lavage et la décontamination des aiguilles, est une solution constituée d'eau distillée ou déminéralisée additionnée de détergent Decon90. Pour préparer le liquide du système, diluez 5 ml de Decon90 dans 1l d'eau déminéralisée.

2.2 Pour activer la procédure de rinçage, accédez à la fenêtre « *Service* » en cliquant sur le bouton **Service**.

2.3 Une fenêtre contenant toutes les options d'entretien et de maintenance du Magister apparaît.



2.4 Sélectionnez « *Maintenance – Prime The system* » et cliquez sur le bouton **Start**.

2.5 Activez l'exécution de la procédure de rinçage en cliquant sur le bouton **Continue**.

2.6 Décontamination des pointes

Le système Magister utilise une solution liquide (éthanol ou isopropanol) pour la phase de décontamination des pointes, avant l'exécution d'une analyse et à la fin de celle-ci.
Placez le récipient spécialement utilisé pour cette solution sur le côté gauche de la station de lavage des aiguilles.

2.7 Sélectionnez la procédure « *Maintenance – Tip Decontamination* » sur le côté gauche de la fenêtre et cliquez sur le bouton **Start**.

2.8 Continuez la procédure comme il a été décrit auparavant pour la procédure d'amorçage.

2.9 À la fin de la procédure, fermez la fenêtre d'entretien en cliquant sur le bouton **X** situé dans le coin supérieur droit.

3. Programmation d'une séance d'analyse

3.1 La programmation d'une nouvelle liste de travail consiste à saisir des échantillons et à planifier des tests à exécuter pour chaque échantillon.

3.2 Listes de travail locales

Commencez par supprimer toute ancienne liste de travail pouvant exister en cliquant sur le bouton **Clear List** qui apparaît dans la partie centrale de la fenêtre principale.

3.3 Pour créer une nouvelle liste de travail, cliquez sur le bouton **Barcode**.

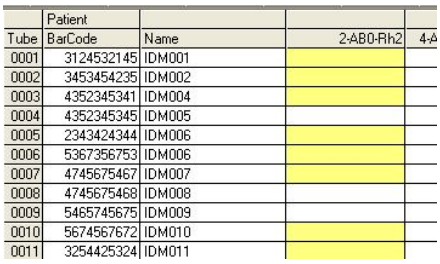
3. Programmation d'une séance d'analyse

3.4 Saisissez le nombre total de tubes d'échantillons à scanner (le nombre par défaut est 64, c'est-à-dire le nombre maximum de tubes).
Le scannage est exécuté à partir de la première position sur le portoir 1.

3.5 Pour ajouter des tests à la liste, cliquez sur le bouton **Methods** et sélectionnez les méthodes d'intérêt.

3.6 **Planification des tests**

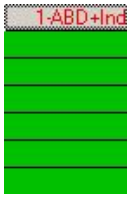
Pour planifier des tests pour les échantillons, cliquez sur le champ situé à l'intersection de la ligne d'échantillon et de la colonne de test en question.
Chaque champ sélectionné est affiché en jaune.
Pour désélectionner les échantillons, cliquez de nouveau sur les champs concernés tout en maintenant la touche « Ctrl » du clavier pressée.



	Patient			
Tube	BarCode	Name	2-AB0-Rh2	4-A
0001	3124532145	IDM001		
0002	3453454235	IDM002		
0003	4352345341	IDM004		
0004	4352345345	IDM005		
0005	2343424344	IDM006		
0006	5367356753	IDM006		
0007	4745675467	IDM007		
0008	4745675468	IDM008		
0009	5465745675	IDM009		
0010	5674567672	IDM010		
0011	3254425324	IDM011		

3.7 **Sélection des tests à exécuter**

Pour activer les tests que l'utilisateur a planifiés pour chaque échantillon, cliquez sur le « *titre* » du test à exécuter.
Après cette opération, tous les champs des tests sélectionnés changent de couleur, en passant du jaune au vert.



3.8 **Listes de travail externes**

Pour importer une liste de travail à partir d'un HÔTE, cliquez sur le bouton **Import**.

3.9 Quand un message de confirmation apparaît sur l'affichage, cliquez sur le bouton « Oui ».

3.10 La liste de travail apparaît dans la fenêtre « *Current Session* », avec le code-barres, le nom des échantillons et la liste des méthodes de traitement.

3.11 Durant l'importation, il est nécessaire de scanner les codes-barres des échantillons pour faire correspondre les codes-barres de la liste de travail à celle qui est effectivement chargée sur l'analyseur.

Pour activer le scannage des codes-barres, cliquez sur le bouton **Barcode**.

3.12 Saisissez le nombre total de tubes d'échantillons.

Le scannage est exécuté à partir de la première position sur le portoir 1.

3.13 Le système mémorise le nombre de consommables disponibles (tubes de prédilution et cartes à matrice de gel).

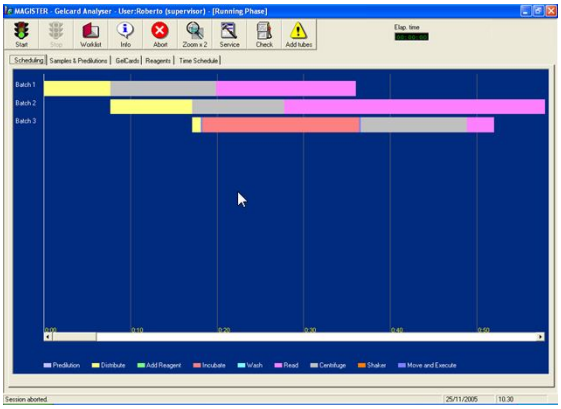
3.14 Si vous voulez initialiser le compteur pour les cartes à matrice de gel, cliquez sur le bouton **Reset stacker**.

3.15 Si vous voulez initialiser le compteur pour les positions de prédilution, cliquez sur le bouton **Reset predilution**.

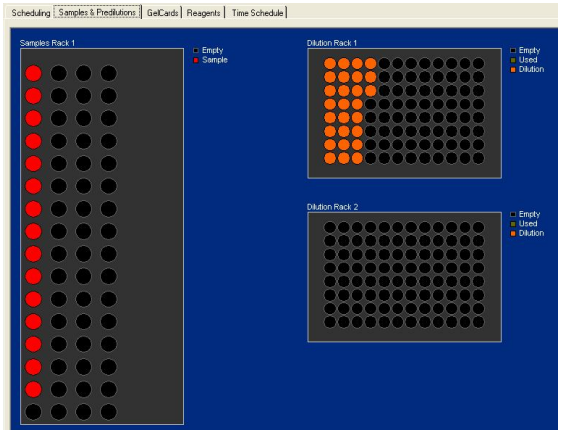
4. Fenêtre de la phase d'exécution

4.1 Pour démarrer une séance d'analyse, cliquez sur le bouton **Run**.

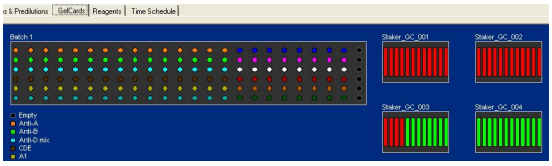
4.2 La fenêtre « *Running Phase* » s'ouvre.



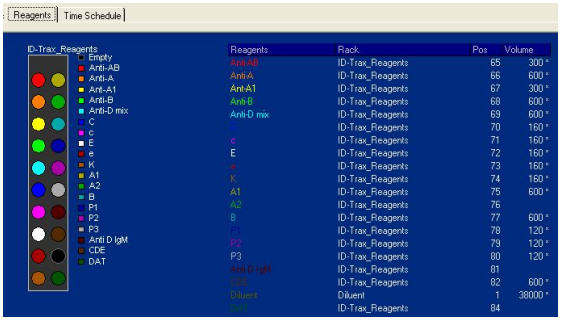
4.3 Pour faire afficher les tubes d'échantillons planifiés et la plaque de prédilution, cliquez sur le dossier **Samples & Predilution**.



4.4 Pour faire afficher des informations concernant les cartes à matrice de gel et les lots de cartes utilisés durant la séance d'analyse, cliquez sur le dossier **GelCards**.
La zone où les cartes ont été mises en place, indiquant les positions occupées, est affichée sur le côté droit de l'écran.
Les cartes à matrice de gel qui ont déjà été utilisées sont indiquées en rouge, et les cartes à matrice de gel qui seront utilisées pour l'analyse sont indiquées en vert.

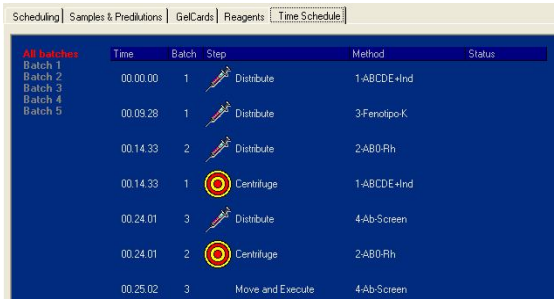


4.5 Pour faire afficher des informations concernant la position de chaque réactif dans les deux portoirs linéaires, cliquez sur le dossier **Reagents**.



4. Fenêtre de la phase d'exécution

4.6 Vous pouvez cliquer sur le dossier **Time Schedule** pour faire afficher une liste de procédures pour chaque lot, dans l'ordre dans lequel elles peuvent être activées, avec le temps estimé pour leur exécution, et l'état de chaque processus (en cours d'exécution = « Running », exécuté = « Done »). Les temps estimés sont théoriques et seront actualisés en temps réel durant l'exécution de l'analyse.

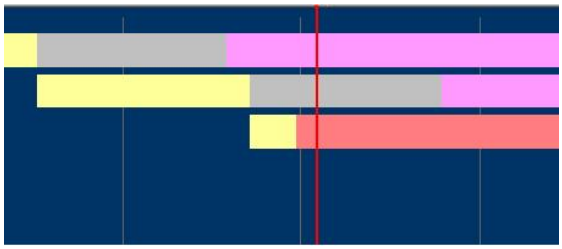


5. Exécution de la séance d'analyse

5.1 Pour lancer l'exécution d'une séance d'analyse, cliquez sur le bouton **Start**.

5.2 **État du processus**

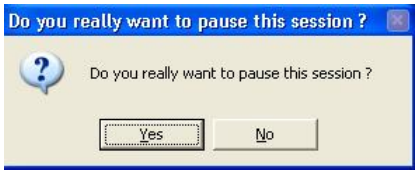
Durant l'analyse, il est possible de vérifier l'état d'une séance en cours, au moyen du graphique à barres affiché dans la fenêtre « *Running phase* ». Un curseur rouge (ligne rouge verticale) indique le processus qui est en cours d'exécution, en montrant l'état d'avancement de la séance.



5.3 **Interruption du processus d'analyse**

Vous pouvez interrompre l'exécution du processus d'analyse à tout moment en cliquant sur le bouton **Stop**.

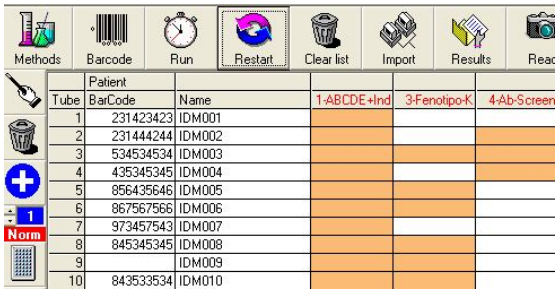
5.4 Une boîte de dialogue « ARRÊT-EXÉCUTION » apparaît ; elle contient deux boutons d'options.
Pause temporaire : cliquez sur le bouton d'option **Non** pour faire continuer le processus.
Si vous voulez stopper l'exécution du processus d'analyse, cliquez sur le bouton **Oui**.



5.5 **Fin de la séance d'analyse**

Quand la totalité d'une séance d'analyse a été exécutée, une fenêtre de dialogue apparaît pour confirmer que la séance est terminée.
Cliquez sur le bouton **OK** pour retourner à la fenêtre principale du programme eRobot.

5.6 La fenêtre principale indique les listes de travail qui ont été traitées ; les tests planifiés qui ont été exécutés sont affichés en orange.

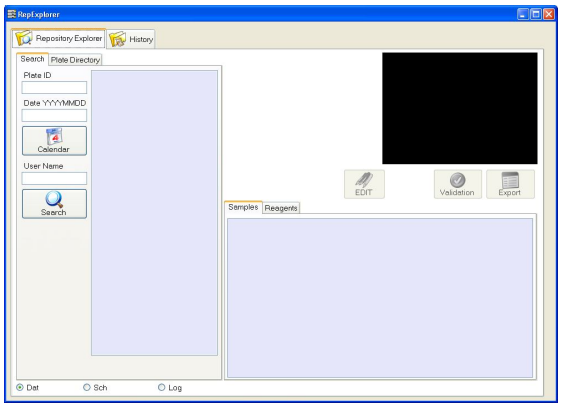


6. Accès à l'archive

6.1 L'utilisateur peut visualiser les résultats gérés par le logiciel *RepExplorer* en cliquant sur le bouton **Results**.

6. Accès à l'archive

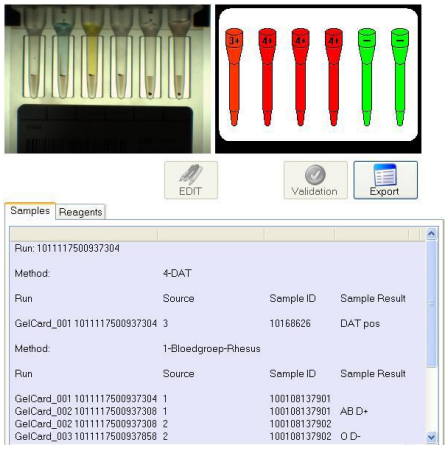
6.2 Après cette sélection, une fenêtre offrant les options permettant de consulter l'archive apparaît.



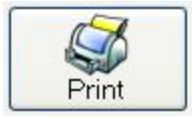
6.3 Pour naviguer à travers l'archive, cliquez sur le dossier **Plate Directory**.

6.4 Dans la fenêtre située en bas à gauche, une série de dossiers est affichée dans une structure arborescente extensible, indiquant les activités de travail organisées par année/mois/jour.
Pour naviguer entre les différents dossiers d'archive, cliquez deux fois sur le dossier année/mois/jour désiré. Quand vous cliquez sur les dossiers *année* ou *mois*, les niveaux des dossiers s'étendent en avançant vers la droite, jusqu'à ce que le dossier *jour* soit affiché.

6.5 En cliquant sur le dossier *jour*, vous ferez afficher les codes des cartes à matrice de gel traitées le jour que vous avez sélectionné.



6.6 Pour une sortie imprimée des résultats, cliquez sur le bouton **Print**.

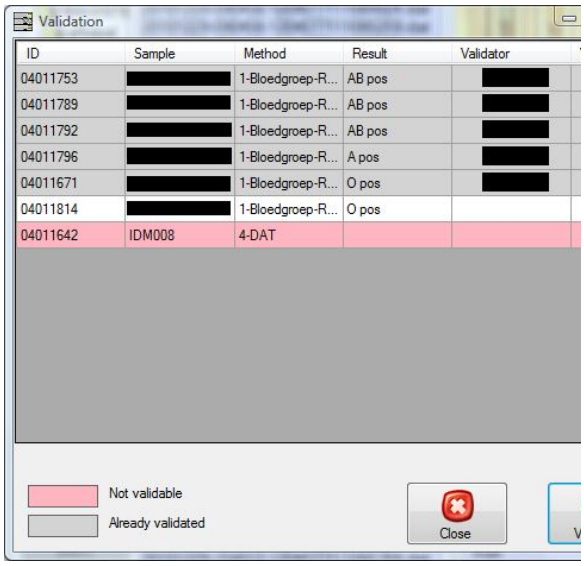


7. Validation et exportation des résultats

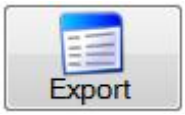
7.1 Une fois que l'opérateur a fini de vérifier les résultats, il faut valider ces résultats. Pour cela, cliquez sur le bouton **Validate**.

7. Validation et exportation des résultats

7.2 Pour valider un échantillon, cochez la case correspondante dans la colonne « *Validation* ». Ces échantillons sont caractérisés par un fond blanc. Quand il n'est pas possible de faire correspondre un résultat à un échantillon (aucune caractéristique ne correspond au résultat disponible), la validation n'est pas permise, et le fond de l'échantillon est alors rose.



7.3 Une fois que l'opérateur a réalisé la validation, le résultat peut être exporté vers le SIL en cliquant sur le bouton **Export**.



Interprétation

L'interprétation des réactions positives et négatives est fondée sur le calcul d'un rapport des nombres de pixels détectés et leur niveau de gris. Les pixels sont détectés dans deux zones, définies sur la partie supérieure de la matrice de gel et au fond de chaque colonne.

Précautions

Consultez le mode d'emploi des produits mentionnés ci-dessus.
Les réactifs ne sont pas refroidis sur le Magister et il est conseillé de conserver les réactifs dans les conditions requises après chaque cycle. La conservation des réactifs sur le Magister, pendant jusqu'à dix jours à raison de huit heures par jour, n'a pas d'influence sur leurs performances. Pour prévenir l'évaporation des réactifs utilisés, vous pouvez utiliser des capuchons anti-évaporation (Beckman Coulter, REF 447170) lors de l'utilisation et de la conservation. Si vous n'utilisez pas ces capuchons, veillez à fermer les flacons de réactifs à l'aide du couvercle approprié pour prévenir toute contamination.
Avant l'utilisation et aussi avant de placer les flacons dans le Magister, remettez toujours les érythrocytes réactifs en suspension en retournant délicatement le flacon plusieurs fois, jusqu'à ce que les cellules soient totalement en suspension. Vérifiez que les érythrocytes réactifs restent en suspension. Si les érythrocytes se déposent, remettez-les en suspension. Pour éviter le dépôt des érythrocytes, vous pouvez utiliser des billes d'agitation (Stirrer Balls (REF K7390).

Limites

Consultez le mode d'emploi des produits mentionnés ci-dessus.

Les produits Sanquin offrent des performances garanties conformes à la description figurant dans le mode d'emploi du fabricant d'origine. Il est essentiel d'adhérer rigoureusement aux procédures et aux plans de test et d'utiliser les réactifs et le matériel recommandés. Sanquin n'acceptera aucune responsabilité découlant d'un écart à ces conditions.

Sanquin Blood Supply
Division Reagents
Plesmanlaan 125
NL–1066 CX Amsterdam

Telephone: + 31 20 5123599
Fax: + 31 20 5123570
E-mail: reagents@sanquin.nl

www.sanquin.nl/reagents